

(19)日本国特許庁 (JP)

(12) 公開特許公報 (A)

(11)特許出願公開番号

特開平5-284970

(43)公開日 平成5年(1993)11月2日

(51)Int.Cl. <sup>5</sup>	識別記号	序内整理番号	F I	技術表示箇所
C 12 N 15/53	ZNA	7236-4B		
1/21				
15/77				
C 12 P 13/08	A 8931-4B	8931-4B	C 12 N 15/ 00	A

審査請求 未請求 請求項の数8(全14頁) 最終頁に続く

(21)出願番号	特願平4-85167	(71)出願人	000006057 三菱油化株式会社 東京都千代田区丸の内二丁目5番2号
(22)出願日	平成4年(1992)4月7日	(72)発明者	小林 幹 茨城県稲敷郡阿見町中央8丁目3番1号 三菱油化株式会社筑波総合研究所内
		(72)発明者	小浜 恵子 茨城県稲敷郡阿見町中央8丁目3番1号 三菱油化株式会社筑波総合研究所内
		(72)発明者	久留主 泰朗 茨城県稲敷郡阿見町中央8丁目3番1号 三菱油化株式会社筑波総合研究所内
		(74)代理人	弁理士 山本 隆也

最終頁に続く

(54)【発明の名称】 ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子DNA及びその利用

(57)【要約】

【構成】 ブレビバクテリウム・フラバムMJ-233  
からジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする  
遺伝子を含むDNA断片を単離し、この遺伝子の塩基配  
列を決定した。

【効果】 このジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼを  
コードする遺伝子DNAを導入したコリネ型細菌内で複  
製増殖可能なプラスマミドで形質転換されたブレビバクテ  
リウム・フラバムMJ 233-dapYのレーリジン産  
生能は著しく増加した。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 プレビバクテリウム属細菌由来のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ (E. C. 1. 4. 1. 16.) をコードする遺伝子DNA。

【請求項2】 プレビバクテリウム属細菌がプレビバク

テリウム・フラバム (Brevibacterium fl avum) MJ 233 である請求項1記載の遺伝子DNA。

【請求項3】 次のDNA塩基配列

ATGACCAACA TCCGGTGTAGC TATCGTGGGC TACGGAAACC TGGGACCCAG CGTCGAAAG 60  
CTTATTGCCA AGCAGCCCGA CATGGACCTT GTAGGAATCT TCTCGCCCG GGCCACCCCTC 120  
GACACAAAGA CGCCAGTCTT TGATGTCGCC GACGTGGACA AGCACGCCGA CGACGTGGAC 180  
GTGCTGTTCC TGTGCATGGG CTCCGCCACC GACATCCCTG AGCAGGCCACC AAAGTTCCCG 240  
CAGTTGCCT GCACCGTAGA CACCTACGAC AACCACCGCG ACATCCCACG CCACCGCCAG 300  
GTCATGAACG AAGCCGCCAC CGCAGOCGGC AACGTTGCAC TGCTCTAC CGGCTGGGAT 360  
CCAGGAATGT TCTCCATCAA CGCGCTCTAC GCAGCGGCAG TCTTAGCCGA GCACCCAGCAG 420  
CACACCTTCT GGGGCCCAGG TTTGTCACAG GGCCACTCCG ATGCTTCCG ACCGATCCCT 480  
GGCGTTCAAA AGGCAGTCCA GTACACCCCTC CCATCCGAAG ACGCCCTGGA AAAGGCCGC 540  
CGCGGCGAAG CGGGCGACCT TACCGGAAAG CAAACCCACA AGCGCCAATG CTTCGTGGTT 600  
GCCGACGCCGG CCGATCACGA GCGCATCGAA AACGACATCC GCACCATGCC TGATTACTTC 660  
GTGCGCTACG AAGTCGAAGT CAACTTCATC GACGAAGCAA CCTTCGACGC CGAGCACACC 720  
GGCATGCCAC ACGGTGGCCA CGTGATTACC ACCGGCGACA CCGGTGGCTT CAACCACACC 780  
GTGGAATACA TCCTCAAGCT GGACCGAAAC CCAGATTCA CCGCTTCCGC GCAGATCGCT 840  
TTCGGTCGCG CAGCTCACCG CATGAAGCAG CAGGGCCAAA CGGGAGCTTT CACCGTCCTC 900  
GAAGTTGCTC CATACTGCT CTCCCCAGAG AACTTGGACG ATCTGATCGC ACGCGACGTC 960  
TAA 963

で示されるジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ (E. C. 1. 4. 1. 16.) をコードする遺伝子DNA。

【請求項4】 次のアミノ酸配列

Met Thr Asn Ile Arg Val Ala Ile Val Gly Tyr Gly Asn Leu Gly Arg  
1 5 10 15  
Ser Val Glu Lys Leu Ile Ala Lys Gln Pro Asp Met Asp Leu Val Gly  
20 25 30  
Ile Phe Ser Arg Arg Ala Thr Leu Asp Thr Lys Thr Pro Val Phe Asp  
35 40 45  
Val Ala Asp Val Asp Lys His Ala Asp Asp Val Asp Val Leu Phe Leu  
50 55 60  
Cys Met Gly Ser Ala Thr Asp Ile Pro Glu Gln Ala Pro Lys Phe Ala  
65 70 75 80  
Gln Phe Ala Cys Thr Val Asp Thr Tyr Asp Asn His Arg Asp Ile Pro  
85 90 95  
Arg His Arg Gln Val Met Asn Glu Ala Ala Thr Ala Ala Gly Asn Val  
100 105 110  
Ala Leu Val Ser Thr Gly Trp Asp Pro Gly Met Phe Ser Ile Asn Arg  
115 120 125  
Val Tyr Ala Ala Ala Val Leu Ala Glu His Gln Gln His Thr Phe Trp  
130 135 140  
Gly Pro Gly Leu Ser Gln Gly His Ser Asp Ala Leu Arg Arg Ile Pro  
145 150 155 160  
Gly Val Gln Lys Ala Val Gln Tyr Thr Leu Pro Ser Glu Asp Ala Leu  
165 170 175  
Glu Lys Ala Arg Arg Gly Glu Ala Gly Asp Leu Thr Gly Lys Gln Thr  
180 185 190  
His Lys Arg Gln Cys Phe Val Val Ala Asp Ala Ala Asp His Glu Arg  
195 200 205

Ile	Glu	Asn	Asp	Ile	Arg	Thr	Met	Pro	Asp	Tyr	Phe	Val	Gly	Tyr	Glu
210															
Val	Glu	Val	Asn	Phe	Ile	Asp	Glu	Ala	Thr	Phe	Asp	Ala	Glu	His	Thr
225															
Gly	Met	Pro	His	Gly	Gly	His	Val	Ile	Thr	Thr	Gly	Asp	Thr	Gly	Gly
245															
Phe	Asn	His	Thr	Val	Glu	Tyr	Ile	Leu	Lys	Leu	Asp	Arg	Asn	Pro	Asp
260															
Phe	Thr	Ala	Ser	Ala	Gln	Ile	Ala	Phe	Gly	Arg	Ala	Ala	His	Arg	Met
275															
Lys	Gln	Gln	Gly	Gln	Ser	Gly	Ala	Phe	Thr	Val	Leu	Glu	Val	Ala	Pro
290															
Tyr	Leu	Leu	Ser	Pro	Glu	Asn	Leu	Asp	Asp	Leu	Ile	Ala	Arg	Asp	Val
305															
310															
315															
320															

で示されるジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ (E. C. 1. 4. 1. 16.) をコードする遺伝子DNA。

【請求項5】 請求項1～4のいずれかに記載の遺伝子DNAが導入された組換えプラスミド。

【請求項6】 請求項1～4のいずれかに記載の遺伝子DNAと、コリネ型細菌内で複製増殖機能を司る遺伝子を含むDNAを保有する組換えプラスミド。

【請求項7】 請求項6記載の組換えプラスミドで形質転換されたコリネ型細菌。

【請求項8】 グルコースを、請求項7記載のコリネ型細菌の培養菌体又は菌体処理物と接触させてL-リジンを生成せしめることを特徴とするL-リジンの製造法。

#### 【発明の詳細な説明】

##### 【0001】

【産業上の利用分野】 本発明は、ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ (E. C. 1. 4. 1. 16.) をコードする遺伝子を含むプレビバクテリウム属細菌由来の遺伝子DNA、該遺伝子DNAを含む組換えプラスミド、該プラスミドで形質転換されたコリネ型細菌、及び該コリネ型細菌を用いるL-リジンの製造法に関する。

【0002】 L-リジンは、必須アミノ酸として蛋白質中にその存在が知られ、医薬や食品添加物として用いられている。

##### 【0003】

【従来の技術】 従来、L-リジンの工業的製造法としては、グルタミン生産菌であるコリネ型細菌の各種栄養要求株、各種製剤耐性株、各種薬剤感受性株を用いてL-リジンを製造する方法が知られている（例えば、特公昭51-21078号公報、特公昭53-1833号公報、特公昭62-8692号公報等参照）。また、組換え菌を用いた製造法も提案されている（特開昭56-160997号公報、特開昭60-62994号公報、特開昭62-79788号公報等参照）。しかしながら、従来提案されている方法によるL-リジンの製造法では、対糖収率が低く及び／又はL-リジンの蓄積に限界があり、新たな観点から、遺伝子工学的手法による菌株

の改良等を含め、L-リジンをより効率的に生成させる方法の提供が強く求められている。

【0004】 一方、ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ (E. C. 1. 4. 1. 16.) をコードする遺伝子としては、コリネバクテリウム・グルタミカム (Corynebacterium glutamicum) 由来のものが知られている (Nucleic Acids Research 15, p 3917, 1987参照)。しかしながら、プレビバクテリウム (Brevibacterium) 属由来のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ (E. C. 1. 4. 1. 16.) をコードする遺伝子については従来の報告例は見当らない。

##### 【0005】

【発明が解決しようとする課題】 本発明の目的は、プレビバクテリウム属細菌由来のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ (E. C. 1. 4. 1. 16.) をコードする遺伝子を単離し、該遺伝子を同種であるプレビバクテリウム属細菌に導入し、該プレビバクテリウム属細菌を用いて、新たな観点から効率的にL-リジンを製造することである。

##### 【0006】

【課題を解決するための手段】 本発明者らは、上記目的を達成すべく鋭意研究を重ねた結果、プレビバクテリウム属細菌染色体よりジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ遺伝子を単離し、該遺伝子を適当なベクタープラスミドに導入して、コリネ型細菌を形質転換し、該形質転換されたコリネ型細菌を用いると、効率的にL-リジンを製造しうることを見い出し本発明を完成するに至った。

##### 【0007】 かくして本発明によれば

- (1) プレビバクテリウム属細菌由来のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子DNA；
- (2) 該遺伝子DNAが導入された組換えプラスミド；
- (3) 該組換えプラスミドで形質転換されたコリネ型細菌；及び
- (4) 該形質転換されたコリネ型細菌を用い、グルコースを原料としてL-リジンを製造する方法が提供され

る。

【0008】以下、本発明についてさらに詳細に説明する。本発明の「ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子DNA」とは、ジアミノピメリン酸よりアンモニアを解離させ水を付加する酵素、すなわちジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ (E. C. 1. 4. 1. 16.) をコードする遺伝子DNAを意味するものである。

【0009】ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA断片（以下、これを「A断片」と略称することがある）は、その塩基配列が決定された後においては合成することも可能であるが、通常はジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ生産性微生物からクローニングされる場合が多く、その供給源となる微生物としては、ブレビバクテリウム属細菌、特にブレビバクテリウム・フラバム (*Brevibacterium flavum*) MJ-233 (FERM BP-1497) およびその由来株が有利に使用される。

【0010】これらの供給源微生物からA断片を調製するための基本的操作の一例を述べれば次のとおりである：A断片は、上記ブレビバクテリウム属細菌、例えばブレビバクテリウム・フラバムMJ-233 (FERM BP-1497) 株の染色体上に存在し、この染色体を適当な制限酵素で切断することにより生ずる切断断片の中から以下に述べる方法で分離、取得することができる。

【0011】先ず、ブレビバクテリウム・フラバムMJ-233株の培養物から染色体DNAを抽出する。この染色体DNAを適当な制限酵素、例えばKpn I, Xba Iを用いて染色体DNAを完全に分解する。得られるDNA断片をクローニングベクター、例えばpHSG399 (宝酒造製) に挿入し、このベクターを用いて、サクシニルジアミノピメリン酸アミノトランスフェラーゼ遺伝子が欠損したL-リジン要求性大腸菌 (エシェリヒア・コリ) 変異株CGSC4545 [エシェリヒア・コリ ジエネティック・ストックセンター (Escherichia coli Genetic Stock Center) 、デパートメントオブバイオロジー、エールユニバーシティ (Department of Biology, Yale University) ; P. O. Box 6666 New Haven, CT 06

511-744, U. S. A. 保存菌株] を形質転換し、選択培地に塗抹することにより、形質転換株を取得する。さらに形質転換株よりプラスミドDNAを抽出し、サクシニルジアミノピメリン酸アシラーゼ遺伝子が欠損したL-リジン要求性大腸菌変異株CGSC4558 [エシェリヒア・コリ ジエネティック・ストックセンター (Escherichia coli Genetic Stock Center) 、デパートメントオブバイオロジー、エールユニバーシティ (Department of Biology, Yale University) ; P. O. Box 6666 New Haven, CT 06511-744, U. S.

A. 保存菌株] を形質転換し、選択培地に塗抹することにより、形質転換株を取得することができる。

【0012】得られる形質転換株よりプラスミドDNAを抽出し、制限酵素で解析することにより挿入されたブレビバクテリウム・フラバムMJ-233株染色体由來のA断片を確認・取得することができる。かくして得られるA断片をさらに適当な制限酵素を用いて切断し、得られるDNA断片を、大腸菌で複製可能なベクタープラスミドに挿入し、このベクタープラミッドを、通常用いられる形質転換法、例えば、塩化カルシウム法、電気パルス法等による形質転換により、前記L-リジン要求性大腸菌変異株CGSC4545又はCGSC4558に導入し、選択培地に塗抹する。

【0013】得られる形質転換体よりプラスミドDNAを抽出し、制限酵素で解析することにより挿入されたブレビバクテリウム・フラバムMJ-233株染色体由來のA断片を確認・取得することができる。このようにして得られるA断片の一つは、上記ブレビバクテリウム・フラバムMJ-233株の染色体DNAを制限酵素Kpn Iの完全分解により切り出し、さらにそれを制限酵素Xba Iで切断することによって得られる大きさが約1.6 kbのDNA断片を挙げることができる。

【0014】この約1.6 kbのジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA断片を、各種の制限酵素で切断したときの認識部位数及び切断断片の大きさを下記第1表に示す。

【0015】

【表1】

第1表

制限酵素	認識部位数	切断断片の大きさ (kb)
BamH I	1	0. 6, 1. 0
Sph I	1	0. 2, 1. 4
Hind III	1	0. 7, 0. 9
Nae I	2	0. 8, 0. 3, 0. 5

【0016】なお、本明細書において、制限酵素による「認識部位数」は、DNA断片又はプラスミドを、制限酵素の存在下で完全分解し、それらの分解物をそれ自体

既知の方法に従い1%アガロースゲル電気泳動および5%ポリアクリルアミドゲル電気泳動に供し、分離可能な断片の数から決定した値を採用した。

【0017】また、「切断断片の大きさ」及びプラスミドの大きさは、アガロースゲル電気泳動を用いる場合には、エシェリヒア・コリのラムダファージ ( $\lambda$  phage) のDNAを制限酵素  $Hind$  III で切断して得られる分子量既知のDNA断片の同一アガロースゲル上での泳動距離で描かれる標準線に基づき、また、ポリアクリルアミドゲル電気泳動を用いる場合には、エシェリヒア・コリのファイ・エックス 174 ファージ ( $\phi$  X 174 phage) のDNAを制限酵素  $Hae$  III で切断して得られる分子量既知のDNA断片の同一ポリアクリルアミドゲル上での泳動距離で描かれる標準線に基づき、切断DNA断片又はプラスミドの各DNA断片の大きさを算出した。プラスミドの大きさは、切断断片それぞれの大きさを加算して求めた。なお、各DNA断片の大きさの決定において、1 kb 以上の断片の大きさについては、1%アガロースゲル電気泳動によって得られる結果を採用し、約0.1 kb から1 kb 未満の断片の大きさについては4%ポリアクリルアミドゲル電気泳動によって得られる結果を採用した。

【0018】一方、上記のプレビバクテリウム・フラバム MJ-233 の染色体DNAを制限酵素  $Kpn$  I および  $Xho$  I によって切断することにより得られる大きさが約1.6 kb のDNA断片については、その塩基配列をプラスミド  $pUC118$  および/または  $pUC119$  (宝酒造製) を用いるジデオキシスクレオチド酵素法 (dideoxy chain termination method, Sanger, F. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 74, p5463, 1977) により決定することができる。このようにして決定した上記約1.6 kb のDNA断片の塩基配列のオープンリーディングフレームの存在から決定したジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子は、後記配列表の配列番号: 1 に示す配列を有するものであり、320個のアミノ酸をコードする960の塩基対から構成されている。

【0019】上記した後記配列表の配列番号: 1 に示す塩基配列を包含する本発明のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA断片は、天然のプレビバクテリウム属細菌染色体DNAから分離されたもののみならず、通常用いられるDNA合成装置、例えばベックマン社製 System-1 Plus を用いて合成されたものであってもよい。

【0020】また、上記の如くプレビバクテリウム・フラバム MJ-233 の染色体DNAから取得される本発明のDNA断片は、ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする機能を実質的に損なうことがない限り、塩基配列の一部の塩基が他の塩基と置換されていてもよく又は削除されていてもよく、或いは新たに塩基が挿入されていてもよく、さらに塩基配列の一部が転位しているものであってもよく、これらの誘導体のいずれも

が、本発明のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA断片に包含されるものである。

【0021】以上に詳述した大きさが約1.6 kb のDNA断片の制限酵素による切断点地図を図1に示す。本発明のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA (A断片) は、適当なプラスミド、例えば、コリネ型細菌内でプラスミドの複製増殖機能を司る遺伝子を少くとも含むプラスミドベクターに導入することにより、コリネ型細菌内でジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼの高発現可能な組換えプラスミドを得ることができる。

【0022】また、本発明のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を発現させるためのプロモーターはコリネ型細菌が保有する該遺伝子自身のプロモーターであることができるが、それに限られるものではなく、ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ遺伝子の転写を開始させるための原核生物由来の塩基配列であればいかなるプロモーターであってもよい。

【0023】本発明のA断片を導入することができる、コリネ型細菌内での複製増殖機能を司る遺伝子を少くとも含むプラスミドベクターとしては、例えば、特開平3-210184号公報に記載のプラスミド  $pCRY30$  ; 特開平2-276575号公報に記載のプラスミド  $pCRY21$ 、 $pCRY2KE$ 、 $pCRY2KX$ 、 $pCRY31$ 、 $pCRY3KE$  及び  $pCRY3KX$  ; 特開平1-191686号公報に記載のプラスミド  $pCRY2$  及び  $pCRY3$  ; 特開昭58-67679号公報に記載の  $pAM330$  ; 特開昭58-77895号公報に記載の  $pHM1519$  ; 特開昭58-192900号公報に記載の  $pAJ655$ 、 $pAJ611$  及び  $pAJ1844$  ; 特開昭57-134500号に記載の  $pCG1$  ; 特開昭58-35197号公報に記載の  $pCG2$  ; 特開昭57-183799号公報に記載の  $pCG4$  及び  $pCG11$  等を挙げることができる。

【0024】中でもコリネ型細菌の宿主ベクター系で用いられるプラスミドベクターとしては、コリネ型細菌内でプラスミドの複製増殖機能を司る遺伝子とコリネ型細菌内でプラスミドの安定化機能を司る遺伝子とをもつものが好ましく、例えば、プラスミド  $pCRY30$ 、 $pCRY21$ 、 $pCRY2KE$ 、 $pCRY2KX$ 、 $pCRY2KX$ 、 $pCRY31$ 、 $pCRY3KE$  及び  $pCRY3KX$  等が好適に使用される。

【0025】上記プラスミドベクター  $pCRY30$  を調製する方法としては、プレビバクテリウム・スタチオニス (Brevibacterium stationis) IFO12144 (FERM BP-2515) からプラスミド  $pBY503$  (このプラスミドの詳細については特開平1-95785号公報参照) DNAを抽出し、制限酵素  $Xho$  I で大きさが約4.0 kb のプラス

ミドの複製増殖機能を司る遺伝子を含むDNA断片を切り出し、制限酵素EcoRIおよびKpnIで大きさが約2.1kbのプラスミドの安定化機能を司る遺伝子を含むDNA断片を切り出す。これらの両断片をプラスミドpHSG298(宝酒造製)のEcoRI、KpnI部位及びSalI部位に組み込むことにより、プラスミドベクターpCRY30を調製することができる。

【0026】次に、上記プラスミドベクターへの本発明のA断片の導入は、例えばプラスミドベクター中に1個所だけ存在する制限酵素部位を、該制限酵素で開裂し、そこに前記A断片および開裂したプラスミドベクターを必要に応じてS1ヌクレアーゼで処理して平滑末端とするか、または適当なアダプター-DNAの存在下にDNAリガーゼ処理で連結させることにより行うことができる。

【0027】プラスミドpCRY30への本発明のA断片の導入は、プラスミドpCRY30を制限酵素EcoRIで開裂させ、そこに前記ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA断片(A断片)をDNAリガーゼで連結させることにより行うことができる。かくして造成されるプラスミドpCRY30に本発明の大きさが約1.6kbのA断片を導入した組換えプラスミドは、L-リジンの製造に好適に用いることができる組換えプラスミドの一つであり、本発明者らはこれをプラスミドpCRY30-dapYと命名した。プラスミドpCRY30-dapYの作成方法の詳細については、後記実施例4で説明する。

【0028】このようにして造成されるジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ遺伝子を含むコリネ型細菌内で複製増殖可能なプラスミドを、宿主微生物に導入して該微生物の培養物を用いてL-リジンを安定に効率よく生産することが可能となる。本発明によるプラスミドで形質転換しうる宿主微生物としては、コリネ型細菌、例えばブレビバクテリウム・フラバムMJ-233(FERM BP-1497)、ブレビバクテリウム・フラバムMJ-233-AB-41(FERM BP-1498)、ブレビバクテリウム・フラバムMJ-233-A BT-11(FERM BP-1500)、ブレビバクテリウム・フラバムMJ-233-ABD-21(FERM BP-1499)等が挙げられる。

【0029】なお、上記のFERM BP-1498の菌株は、FERM BP-1497の菌株を親株としてDL- $\alpha$ -アミノ酪酸耐性を積極的に付与されたエタノール資化性微生物である(特公昭59-28398号公報参照)。また、FERM BP-1500の菌株は、FERM BP-1497の菌株を親株としたL- $\alpha$ -アミノ酪酸トランスアミナーゼ高活性変異株である(特開昭62-51998号公報参照)。さらに、FERM BP-1499の菌株はFERM BP-1497の菌株を親株としたD- $\alpha$ -アミノ酪酸デアミナーゼ高活性

変異株である(特開昭61-177993号公報参照)。

【0030】これらの微生物の他に、ブレビバクテリウム・アンモニアゲネス(*Brevibacterium ammoniagenes*)ATCC6871、同ATCC13745、同ATCC13746;ブレビバクテリウム・デバリカタム(*Brevibacterium divaricatum*)ATCC14020、ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム(*Brevibacterium lactofermentum*)ATCC13869、コリネバクテリウム・グルタミカム(*Corynebacterium glutamicum*)ATCC31831等を宿主微生物として用いることもできる。

【0031】なお、宿主としてブレビバクテリウム・フラバムMJ-233由来の菌株を用いる場合、本菌株が保有するプラスミドpBY502(特開昭63-36787号公報参照)のため、形質転換が困難である場合があるので、そのような場合には、本菌株よりプラスミドpBY502を除去することが望ましい。そのようなプラスミドpBY502を除去する方法としては、例えば、継代培養を繰り返すことにより自然に欠失させることも可能であるし、人為的に除去することも可能である[Bact. Rev. 36 p. 361~405(1972)参照]。上記プラスミドpBY502を人為的に除去する方法の一例を示せば次のとおりである。

【0032】宿主ブレビバクテリウム・フラバムMJ-233の生育を不完全に阻害する濃度のアクリジンオレンジ(濃度:0.2~50 $\mu$ g/ml)もしくはエチジウムプロミド(濃度:0.2~50 $\mu$ g/ml)等を含む培地に、1ml当たり約10細胞になるように植菌し、生育を不完全に阻害しながら約24時間約35℃で培養する。培養液を希釀後寒天培地に塗布し、約35℃で約2日培養する。出現したコロニーから各々独立にプラスミド抽出操作を行い、プラスミドpBY502が除去されている株を選択する。この操作によりプラスミドpBY502が除去されたブレビバクテリウム・フラバムMJ-233由来菌株が得られる。

【0033】このようにして得られるブレビバクテリウム・フラバムMJ-233由来菌株への前記プラスミドの形質転換法としては、エシェリヒア・コリ及びエルビニア・カロトボラについて知られているよう([Calvin, N. M. and Hanawalt, P. C., Journal of Bacteriology, 170, 2796 (1988); Ito, K., Nishida, T. and Izaki, K., Agricultural and Biological Chemistry, 52, 293 (1988)参照]、DNA受容菌へのパルス波通電[Satoh, Y. et al., Journal of Industrial

1 Microbiology, 5, 159 (1990) 参照] によりプラスミドを導入することが可能である。

【0034】かくして得られる、本発明の、ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子DNAが導入されたプラスミドで形質転換されたコリネ型細菌は、ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ高産能を有しており、L-リジンの製造に好適に用いることができる。これらのコリネ型細菌の好適具体例としては、例えば前記プラスミドpCRY30-dapYを保有するブレビバクテリウム・フラバムMJ233-dapY (FERM P-12859) を挙げることができる。

【0035】上記の方法で形質転換して得られるジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼ産能を有するコリネ型細菌、例えばブレビバクテリウム・フラバムMJ-233由来株の培養方法を以下に述べる。培養は炭素源、窒素源、無機塩等を含む通常の栄養培地で行うことができ、炭素源としては、例えばグルコース、エタノール、メタノール、瓈糖蜜等が、そして窒素源としては、例えばアンモニア、硫酸アンモニウム、塩化アンモニウム、硝酸アンモニウム、尿素等がそれぞれ単独もしくは混合して用いられる。また、無機塩としては、例えばリン酸一水素カリウム、リン酸二水素カリウム、硫酸マグネシウム等が用いられる。この他にペプトン、肉エキス、酵母エキス、コーンスティーブリカ、カザミノ酸、ビオチン等の各種ビタミン等の栄養素を培地に添加することができる。

【0036】培養は、通常、通気攪拌、振盪等の好気条件下に、約20～約40℃、好ましくは約25℃～約35℃の温度で行うことができる。培養途中のpHは5～10、好ましくは7～8付近とすることができる、培養中のpH調整は酸又はアルカリを添加して行うことができる。培養開始時の炭素源濃度は、好ましくは1～5容量%、更に好ましくは2～3容量%である。また、培養期間は通常1～7日間とすることができる、最適期間は3日間である。

【0037】このようにして得られる培養物又は培養物から得られる菌体はL-リジンの製造に使用することができる。L-リジン生成反応においては、これらの培養物又は菌体をそのまま用いることができ、あるいは菌体に超音波処理等を加えた菌体破碎物、さらにそれから分離回収した粗酵素又は精製酵素として、あるいはそれらを適当な担体に固定化して用いることができる。以上に述べた如き菌体の破碎物や粗または精製酵素、固定化物等を本明細書ではまとめて「菌体処理物」という。

【0038】しかして本発明に従えば、グルコースを、上記培養菌体又は菌体処理物と接触させて、L-リジンを生成せしめることからなるL-リジンの製造法が提供される。グルコースと上記培養菌体又は菌体処理物との接触は、通常の酵素反応と同様に、水性反応液中におい

て、行なうことができる。

【0039】特に、本発明のプラスミドで形質転換しする宿主微生物がビオチン要求性のコリネ型細菌である場合は、上記の如く調製された培養菌体またはその固定化物と、少なくともグルコースを含有しかつビオチンを含有しない水性反応液中で、グルコースを接触させてL-リジンを生成せしめるのが好適である。この場合、ビオチン要求性のコリネ型細菌はビオチンを実質的に含有しない水性反応液中では菌体増殖せずに、該菌体の保有する代謝系においてグルコースがエネルギー共役を伴う酵素反応を介して反応せしめられ、L-リジンが製造される。

【0040】上記水性反応液中のグルコース濃度は、通常0.1～5.0重量%の範囲内とすることができます。グルコースは反応中上記範囲内の濃度に維持されるように連続的または間欠的に水性反応液に添加するのが好ましい。該水性反応液は、上記のように、グルコースを含有し且つビオチンを実質的に含有しない水あるいはリン酸またはトリス塩酸等の緩衝液であることもできるが、好ましくはグルコースを含有し且つビオチンを含有しない合成培地が用いられる。この合成培地には、酵母エキス、ペプトン、コーンスティーブリカ等の天然栄養物質を含まない化学構造が既知の無機窒素源及び/又は無機物を含有する水溶液が含まれる。本発明において用いられる合成培地の無機窒素源としては、例えばアンモニア、塩化アンモニウム、硫酸アンモニウム、硝酸アンモニウム、リン酸アンモニウム等を例示することができ、また、無機物としては、例えば、リン酸一水素カリウム、リン酸二水素カリウム、硫酸マグネシウム、硫酸マングン、硫酸鉄等を例示することができる。これらの無機窒素源および無機塩はそれぞれ、単独でまたは2種以上混合して用いることができる。

【0041】本発明に従うL-リジン製造法において用いられる合成培地の一例を示すと次のとおりである：

$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  2 g/1 ;  $\text{KH}_2\text{PO}_4$  0.5 g/1 ;  $\text{K}_2\text{HPO}_4$  0.5 g/1 ;  $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  0.5 g/1 ;  $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  20 ppm ;  $\text{MnSO}_4 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$  20 ppm 含有する pH 7.6 の水溶液。

【0042】本発明のL-リジン製造法において使用される前記の如く調製された培養菌体又は菌体処理物の使用量は、特に制限されるものではないが、培地の容量を基準にして一般に1～50% (wt/vol) 、好ましくは2～20% (wt/vol) の範囲内の濃度で使用することができる。上記したとおりの組成を有する水性反応液中における培養菌体又は菌体処理物を用いる酵素反応は、一般に約20～約50℃、好ましくは約30～約40℃の温度で通常約10～約72時間行うことができる。

【0043】上記の如く酵素反応によって生成するL-

リジンの水性反応液からの分離、精製は、それ自体既知の通常用いられる方法に従って行なうことができ、例えば、イオン交換樹脂処理法、晶析法等の方法を適宜組合せて行なうことができる。

【0044】また、本発明のコリネ型細菌は、通常の酵素法及び菌体増殖を伴う通常の発酵法によるL-リジンの製造法にも用いることができる。

【0045】

【実施例】以上に本発明を説明してきたが、下記の実施例によりさらに具体的に説明する。

#### 実施例1

プレビバクテリウム・フラバムMJ-233由來のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA (A断片) のクローニング

##### (A) プレビバクテリウム・フラバムMJ-233の全DNAの抽出

半合成培地A培地〔組成：尿素2g、 $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  7g、 $\text{K}_2\text{HPO}_4$  0.5g、 $\text{KH}_2\text{PO}_4$  0.5g、 $\text{MgSO}_4$  0.5g、 $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  6mg、 $\text{MnSO}_4$  4~6 $\text{H}_2\text{O}$  6mg、酵母エキス2.5g、カザミノ酸5g、ビオチン200 $\mu\text{g}$ 、塩酸チアミン200 $\mu\text{g}$ 、グルコース20g、蒸留水1l〕1lにプレビバクテリウム・フラバムMJ-233 (FERM BP-1497) を対数増殖期後期まで培養し、菌体を集めた。得られた菌体を10mg/mlの濃度にリゾチームを含む10mM  $\text{NaCl}$ -20mMトリス緩衝液 (pH 8.0)-1mM EDTA-2Na溶液1.5mlに懸濁した。次にプロテナーゼKを、最終濃度が100 $\mu\text{g}/\text{ml}$ になるように添加し、37°Cで1時間保温した。さらにドデシル硫酸ナトリウムを最終濃度が0.5%になるように添加し、50°Cで6時間保温して溶菌した。この溶菌液に、等量のフェノール/クロロホルム溶液を添加し、室温で10分間ゆるやかに振盪した後、全量を遠心分離 (5,000×g、20分間、10~12°C) し、上清画分を分取し、酢酸ナトリウムを0.3Mとなるように添加した後、2倍量のエタノールをゆっくりと加えた。水層とエタノール層の間に存在するDNAをガラス棒でまきとり、70%エタノールで洗浄した後、風乾した。得られたDNAに10mMトリス緩衝液 (pH 7.5)-1mM EDTA-2Na溶液5mlに加え、4°Cで一晩静置し、以後の実験に用いた。

##### (B) 組換え体の創製

上記(A)項で得たプレビバクテリウム・フラバムMJ-233の全DNA溶液の90 $\mu\text{l}$ を制限酵素KpnI 50unitsを用い、37°Cで1時間反応させ完全分解した。このKpnI分解DNAにクローニングベクターpHSG399 (宝酒造より市販) を制限酵素KpnIで切断した後、脱リン酸化処理したものを混合し、50mMトリス緩衝液 (pH 7.6)、10mMジチオスレイトール、1mM ATP、10mM  $\text{MgCl}_2$  及びT4DNAリガーゼ1unitの各成分を添加し (各成分の濃度は最終濃度である) 、12°Cで15時間反応させ、結合させた。

びT4DNAリガーゼ1unitの各成分を添加し (各成分の濃度は最終濃度である) 、4°Cで15時間反応させ、結合させた。

##### (C) ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むプラスミドの選択

ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子が導入されたプラスミドの選択は、L-リジン要求性大腸菌変異株、すなわちエシェリヒア・コリCGSC4545 [サシニルジアミノピメリン酸アミノトランスフェラーゼ遺伝子欠損株；遺伝子型 (Genotype) : dapD] およびエシェリヒア・コリCGSC4548 [サクシニルジアミノピメリン酸デアシラーゼ遺伝子欠損株；遺伝子型 (Genotype) : dapE] を用いて行った。

【0048】上記(B)項で得られたプラスミド混液を用い、塩化カルシウム (Journal of Molecular Biology, 53, 159, 1970) により上記エシェリヒア・コリCGSC4545株を形質転換し、クロラムフェニコール50mgを含む選択培地 ( $\text{K}_2\text{HPO}_4$  7g、 $\text{KH}_2\text{PO}_4$  2g、 $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  1g、 $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  1g、グルコース20g及び寒天16gを蒸留水1lに溶解) に塗抹した。さらに形質転換株よりプラスミドDNAを抽出し前記エシェリヒア・コリCGSC4558株を形質転換し、選択培地に塗抹し、両変異株を相補する形質転換株をスクリーニングした。

【0049】この培地上の生育株を常法により液体培養し、培養液よりプラスミドDNAを抽出し、該プラスミドを制限酵素により切断し、アガロースゲル電気泳動を用いて調べたところ、プラスミドpHSG399の長さ2.2kbのDNA断片に加え、長さ4.2kbの挿入DNA断片が認められた。本プラスミドをpHSG399-dapYと命名した。

##### (D) ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA断片 (A断片) のサブクローニング

上記(C)項で得たプラスミドpHSG399-dapYに含まれるDNA挿入断片を、必要な部分だけに小型化するために、プラスミドpUC119 (宝酒造より市販) ヘジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含むDNA断片を下記のとおりサブクローニングした。

【0051】上記(C)項で得たプラスミドpHSG399-dapYを制限酵素KpnIおよびXbaIで切断したものと、プラスミドpUC119を制限酵素KpnI、SalIで切断したものを混合し、50mMトリス緩衝液 (pH 7.6)、10mMジチオスレイトール、1mM ATP、10mM  $\text{MgCl}_2$  及びT4DNAリガーゼ1unitの各成分を添加し (各成分の濃度は最終濃度である) 、12°Cで15時間反応させ、結

合させた。

【0052】得られたプラスミド混液を用い、塩化カルシウム法 (Journal of Molecular Biology, 53, 159, 1970) により前記エシェリヒア・コリ CGSC 4558 株を形質転換し、アンピシリン 50 mg を含む選択培地 [K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub> 7 g, KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 2 g, (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 1 g, MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O 1 g, グルコース 20 g 及び寒天 16 g を蒸留水 1 l に溶解] に塗抹した。

【0053】この培地上の生育株を常法により液体培養し、培養液よりプラスミド DNA を抽出し、該プラスミドを制限酵素により切断し、アガロースゲル電気泳動を

用いて調べたところ、プラスミド pUC119 の長さ 3.2 kb の DNA 断片に加え、長さ約 1.6 kb の挿入 DNA 断片が認められた。各種の制限で切断したときの、長さ約 1.6 kb の DNA 断片の制限酵素認識部位数および切断断片の大きさは前記表 1 に示したとおりであった。この DNA 断片の制限酵素切断点地図を図 1 に示す。

【0054】また上記で得たプラスミドを各種制限酵素で切断して、切断断片の大きさを測定した。その結果を下記第 2 表に示す。

【0055】

【表 2】

第 2 表 プラスミド pUC119-dapY		
制限酵素	認識部位数	切断断片の大きさ (kb)
BamHI	1	4.8
SphI	2	3.4, 1.4
HindIII	2	4.1, 0.7

【0056】上記の制限酵素により特徴づけられるプラスミドを pUC119-dapY と命名した。

【0057】以上によりジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含む大きさが約 1.6 kb の DNA 断片 (KpnI-XbaI 断片) を得ることができた。

#### 【0058】実施例 2

ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子の塩基配列の決定実施例 1 の (D) 項で得られたジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含む長さが約 1.6 kb の DNA 断片について、その塩基配列をプラスミド pUC118, pUC119 (宝酒造製) を用いるジデオキシヌクレオチド酵素法 (di deoxy chain termination 法) (Sahger, F. et al., Proc. Nat. Acad. Sci. USA 74, 5463, 1977) により図 2 に示した戦略図に従って決定した。

【0059】その塩基配列中のオープンリーディングフレームの存在から、ジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子は、後記配列表の配列番号: 1 に示す配列を有する 320 個のアミノ酸をコードする 960 の塩基対より構成されていることが判明した。

#### 【0060】実施例 3

コリネ型細菌内で複製し安定なプラスミドベクター pCRY30 の作成

##### (A) プラスミド pBY503 の調製

プラスミド pBY503 は、ブレビバクテリウム・スタチオニス IFO12144 (FERM BP-2515) から分離された分子量約 10 メガダルトンのプラスミドであり、特開平 1-95785 号公報に記載のようにして調製した。

【0061】半合成培地 A 培地 [尿素 2 g, (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 7 g, K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub> 0.5 g, KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 0.

5 g, MgSO<sub>4</sub> 0.5 g, FeSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O 6 mg, MnSO<sub>4</sub> · 4~6H<sub>2</sub>O 6 mg, 酵母エキス 2.5 g, カザミノ酸 5 g, ピチオン 200 μg, 塩酸チアミン 200 μg, グルコース 20 g 及び蒸留水 1 l] 1 l に、ブレビバクテリウム・スタチオニス IFO12144 を対数増殖期後期まで培養し、菌体を集め。得られた菌体を 10 mg/ml の濃度にリゾチームを含む緩衝液 [25 mM トリス (ヒドロキシメチル) アミノメタン、10 mM の EDTA、50 mM グルコース] 20 ml に懸濁し、37°C で 1 時間反応させた。反応液にアルカリ-SDS 液 [0.2 N NaOH, 1% (w/v) SDS] 40 ml を添加し、緩やかに混和して室温にて 15 分間静置した。次に、この反応液に酢酸カリウム溶液 [5 M 酢酸カリウム溶液 60 ml、酢酸 11.5 ml、蒸留水 28.5 ml の混合液] 30 ml を添加し、充分混和してから氷水中に 15 分間静置した。

【0062】溶菌物全量を遠心管に移し、4°C で 10 分間、15,000 × g の遠心分離にかけ、上澄液を得た。これに等量のフェノール-クロロホルム液 (フェノール:クロロホルム = 1:1 混合液) を加え懸濁した後、遠心管に移し、室温下で 5 分間、15,000 × g の遠心分離にかけ、水層を回収した。水層に 2 倍量のエタノールを加え、-20°C で 1 時間静置後、4°C で 10 分間、15,000 × g の遠心分離にかけ、沈殿を回収した。

【0063】沈殿を減圧乾燥後、TE 緩衝液 [トリス 10 mM, EDTA 1 mM; HCl にて pH 8.0 に調整] 2 ml に溶解した。溶解液に塩化セシウム溶液 [5 倍濃度の TE 緩衝液 100 ml に塩化セシウム 170 g を溶解させた液] 15 ml と 10 mg/ml エチジウムプロマイド溶液 1 ml を加えて、密度を 1.392 g/ml に合わせた。この溶液を 12°C で 42 時間、116,000 × g の遠心分離を行った。

【0064】プラスミドpBY503は紫外線照射により遠心管内で下方のバンドとして見い出される。このバンドを注射器で遠心管の側面から抜きとることにより、プラスミドpBY503を含む分画液を得た。次いでこの分画液を等量のイソアミルアルコールで4回処理してエチジウムプロマイドを抽出除去し、その後にTE緩衝液に対して透析を行った。このようにして得られたプラスミドpBY503を含む透析液に3M酢酸ナトリウム溶液を最終濃度30mMに添加した後、2倍量エタノールを加え、-20℃1時間静置した。この溶液を15,000×gの遠心分離にかけてDNAを沈降させ、プラスミドpBY503を50μg得た。

#### 【0065】(B) プラスミドベクターpCRY30の作成

プラスミドpHSG298(宝酒造製)0.5μgを制限酵素SalI(5units)を37℃1時間反応させ、プラスミドDNAを完全に分解した。上記(A)項で調製したプラスミドpBY503の2μgに制限酵素XbaI(1unit)を37℃で30分間反応させ、プラスミドDNAを部分分解した。

【0066】両者のプラスミドDNA分解物を混合し、制限酵素を不活性化するために65℃で10分間加熱処理した後、該失活溶液中の成分が最終濃度として各々50mMトリス緩衝液pH7.6、10mM MgCl<sub>2</sub>、10mMジチオスレイトール、1mM ATP及びT4DNAリガーゼ1unitになるように各成分を強化し、16℃で15時間保温した。この溶液を用いてエシェリヒア・コリJM109コンピテントセル(宝酒造製)を形質転換した。

【0067】形質転換株は30μg/ml(最終濃度)のカナマイシン、100μg/ml(最終濃度)のIPTG(イソプロピル-β-D-チオガラクトピラノシド)100μg/ml(最終濃度)のX-gal(5-ブロモ-4-クロロ-3-インドリル-β-D-ガラクトピラノシド)を含むL培地(トリプトン10g、酵母エキス5g、NaCl 5g及び蒸留水1l、pH7.2)で37℃にて24時間培養し、生育株として得られた。これらの生育株のうち、白いコロニーで生育してきたものを選択し、各々プラスミドをアルカリ-SDS法[T. Maniatis, E. F. Fritsch, J. Sambrook, "Molecular cloning" (1982) p90~91参照]により抽出した。

【0068】その結果、プラスミドpHSG298のSalI部位にプラスミドpBY503由来の約4.0kbの断片が挿入されたプラスミドpHSG298-oriが得られた。次に同様の方法を用い、前記(A)項で得られたプラスミドpBY503DNAを制限酵素KpnI及びEcoRIにて処理して得られる約2.1kbのDNA断片を上記プラスミドpHSG298-ori

のKpnI及びEcoRI部位にクローニングし、プラスミドベクターpCRY30を調製した。

#### 【0069】実施例4

##### プラスミドpCRY30-dapYの作成及びコリネ型細菌の導入

実施例1の(C)項で得られたプラスミドpHSG399-dapY5μgを制限酵素KpnIおよびXbaIを各5units用い、37℃で1時間反応させ分解したものと、EcoRIリンク (宝酒造より市販) 1μlを混合し、50mMトリス緩衝液(pH7.6)、10mMジチオスレイトール、1mM ATP、10mM MgCl<sub>2</sub>およびT4DNAリガーゼ1unitの各成分を添加し(各成分の濃度は最終濃度である)、12℃で15時間反応させ結合させた。

【0070】このDNAを制限酵素EcoRI 3unitsを用い37℃で1時間反応させ分解したものと、実施例3の(B)項で得られたプラスミドpCRY30 1μgを制限酵素EcoRI 1unitを用い、37℃で1時間反応させ分解したものを混合し、50mMトリス緩衝液(pH7.6)、10mMジチオスレイトール、1mM ATP、10mM MgCl<sub>2</sub>およびT4DNAリガーゼ1unitの各成分を添加し(各成分の濃度は最終濃度である)、12℃で15時間反応させ結合させた。このプラスミドを用いて、前記方法に従い前記エシェリヒア・コリCGSC4558株を形質転換し、カナマイシン50μg/mlを含む選択培地[K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub> 7g、KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 2g、(NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 1g、MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O 0.1g、グルコース20g及び寒天16gを蒸留水1lに溶解]に塗抹した。

【0071】この培地上の生育株を常法により液体培養し、培養液よりプラスミドDNAを抽出し、該プラスミドを制限酵素により切断し、アガロースゲル電気泳動を用いて調べたところ、プラスミドpCRY30の長さ8.6kbのDNA断片に加え、大きさ1.6kbの挿入DNA断片が認められた。上記の如く調製されたプラスミドDNAを、電気パルス法を用いてコリネ型細菌へ次のとおり形質転換した。

【0072】プレビバクテリウム・フラバムMJ-233(FERM BP-1497)プラスミドpBY502除去株を100mlの前記A培地で対数増殖初期まで培養し、ペニシリンGを1ユニット/mlになるように添加して、さらに2時間振盪培養し、遠心分離により菌体を集め、菌体を20mlのパルス用溶液(272mM Sucrose、7mM KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>、1mM MgCl<sub>2</sub>; pH7.4)にて洗浄した。さらに菌体を遠心分離して集め、5mlのパルス用溶液に懸濁し、0.75mlの細胞と、前記で得られたプラスミドDNA溶液50μlとを混合し、水中にて20分間静置した。ジーンパルサー(バイオラド社製)を用いて、2500ボルト、25μFDに設定し、パルスを印加後氷中に20

分間静置した。全量を3mlの前記A培地に移し30℃にて1時間培養後、カナマイシン15μg/ml(最終濃度)を含む前記A寒天培地に植菌し30℃で2~3日間培養した。出現したカナマイシン耐性株より、前記実施例3(A)項に記載の方法を用いてプラスミドを得

第3表 プラスミドpCRY30-dapY		
制限酵素	認識部位数	切断断片の大きさ(kb)
EcoRI	2	8.7、1.6
BamHI	2	7.2、3.1
KpnI	1	10.3
XbaI	1	10.3

【0074】上記制限酵素により特徴づけられるプラスミドをpCRY30-dapYと命名した。このプラスミドの制限酵素による切断点地図を図3に示す。

【0075】なお、プラスミドpCRY30-dapYにより形質転換されたブレビバクテリウム・フラバムMJ233-dapYは、茨城県つくば市東1丁目1番3号の工業技術院微生物工業技術研究所に、平成4年3月10日付で：微研菌寄第12859号(FERM P-12859)として寄託されている。

#### 【0076】実施例5

##### プラスミドpCRY30-dapYの安定性

前記のA培地100mlを500ml容三角フラスコに分注し、120℃で15分間滅菌処理したものに、実施例4で得た形質転換株ブレビバクテリウム・フラバムMJ233-dapYを植菌し、30℃にて24時間振盪培養を行った後、同様にして調製したA培地100mlを500ml容三角フラスコに分注し、120℃で15分間滅菌したものに、1ml当たり50cellsの割合になるように植継し、同じく30℃にて24時間振盪培養を行った。次に遠心分離して集菌し、菌体を洗浄後、カナマイシンを15μg/mlの割合で添加したA培地及び無添加のA培地を用いて調製した平板培地に一定量塗抹し、30℃にて1日培養後生育コロニーをカウントした。

【0077】この結果、カナマイシン添加および無添加培地に生育したコロニーは同数であること、さらにA培地生育コロニーは全てカナマイシン添加培地に生育すること、すなわち該プラスミドの高度の安定性を確認した。

#### 【0078】実施例6

##### L-リジンの生産

培地(尿素0.4%、硫酸アンモニウム1.4%、KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>0.05%、K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>0.05%、MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O0.05%、CaCl<sub>2</sub>·2H<sub>2</sub>O2ppm、FeSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O2ppm、MnSO<sub>4</sub>·4~6H<sub>2</sub>O2ppm、ZnSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O2ppm、NaCl 2ppm、ビオチン200μg/l、チアミン·HCl 100μg/l、カザミノ酸0.3%、酵母エキス0.3%)の1000mlを21容通気搅拌槽に仕込み、滅菌(120℃、20分間)後、前記前培養物の20mlを添加して、回転数1000rpm、通気量1vvm、温度33℃、pH7.6にて24時間培養を行った。

た。このプラスミドを各種制限酵素で切断して、切断断片の大きさを測定した。その結果を下記第3表に示す。

#### 【0073】

##### 【表3】

スコに分注、滅菌(滅菌後pH7.0)した後ブレビバクテリウム・フラバム(*Brevibacterium flatum*) MJ233-dapY(FERM P-12859号)を植菌し、無菌的にグルコースを5g/lの濃度になるように加え、30℃にて2日間振盪培養を行った。

【0079】次に、本培養培地(グルコース5%、硫酸アンモニウム2.3%、KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>0.05%、K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>0.05%、MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O0.05%、FeSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O20ppm、MnSO<sub>4</sub>·4~6H<sub>2</sub>O20ppm、ビオチン200μg/l、チアミン·HCl 100μg/l、カザミノ酸0.3%、酵母エキス0.3%)の1000mlを21容通気搅拌槽に仕込み、滅菌(120℃、20分間)後、前記前培養物の20mlを添加して、回転数1000rpm、通気量1vvm、温度33℃、pH7.6にて24時間培養を行った。

【0080】培養終了後、培養物500mlから遠心分離にて集菌後、脱塩蒸留水にて2度洗浄した菌体を反応液[(NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 2g/l; KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 0.5g/l; KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 0.5g/l; MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O 0.5g/l; FeSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O 20ppm; MnSO<sub>4</sub>·4~6H<sub>2</sub>O 20ppm; チアミン塩酸塩100μg/l; pH7.6]の1000mlに懸濁後、該懸濁液を21容通気搅拌槽に仕込み、グルコース9gを添加して、回転数300rpm、通気量0.1vvm、温度33℃、pH7.6にて24時間反応を行った。

【0081】反応終了後、遠心分離(4000rpm、15分間、4℃)にて除菌した上清液中のL-リジンを定量した。その結果、上清液中のL-リジン生成量は、1.0g/lであった。この反応終了後の培養液500mlを、強酸性陽イオン交換樹脂(H<sup>+</sup>型)のカラムに通してL-リジンを吸着させ、水洗後、0.5Nアンモニア水で溶出させた後、L-リジン画分を濃縮し、冷エタノールでL-リジンの結晶を析出させた。その結果、260mgのL-リジン結晶を得た。

【0082】また、比較例として、同様の条件にて、ブレビバクテリウム・フラバム(*Brevibacter*

i um f l a v u m) MJ-233 (FERM BP-1497) を培養し、同様の条件にて反応させた後上清液中のレーリジンを定量した。その結果、上清液中のレーリジン生成量は0.6 g / l であった。

【0083】

【配列リスト】配列番号: 1

配列の長さ: 963

配列の型: 核酸

鎖の数: 二本鎖

トポロジー: 直鎖状

配列の種類: Genomic DNA

起源

生物名: ブレビバクテリウム フラバム

株名: MJ233

配列の特徴

特徴を表す記号: peptide

存在位置: 1-963

特徴を決定した方法: p

配列

ATG	ACC	AAC	ATC	CGC	GTA	GCT	ATC	GTG	GGC	TAC	GGA	AAC	CTG	GGA	CGC	48
Met	Thr	Asn	Ile	Arg	Val	Ala	Ile	Val	Gly	Tyr	Gly	Asn	Leu	Gly	Arg	
1			5				10					15				
AGC	GTC	GAA	AAG	CTT	ATT	GCC	AAG	CAG	CCC	GAC	ATG	GAC	CTT	GTA	GGA	96
Ser	Val	Glu	Lys	Leu	Ile	Ala	Lys	Gln	Pro	Asp	Met	Asp	Leu	Val	Gly	
				20			25				30					
ATC	TTC	TCG	CGC	CGG	GCC	ACC	CTC	GAC	ACA	AAG	ACG	CCA	GTC	TTT	GAT	144
Ile	Phe	Ser	Arg	Arg	Ala	Thr	Leu	Asp	Thr	Lys	Thr	Pro	Val	Phe	Asp	
	35				40				45							
GTC	GCC	GAC	GTG	GAC	AAG	CAC	GCC	GAC	GTC	GAC	GTG	CTG	TTC	CTG	192	
Val	Ala	Asp	Val	Asp	Lys	His	Ala	Asp	Asp	Val	Asp	Val	Leu	Phe	Leu	
	50			55			60									
TGC	ATG	GGC	TCC	GCC	ACC	GAC	ATC	OCT	GAG	CAG	GCA	CCA	AAG	TTC	GCG	240
Cys	Met	Gly	Ser	Ala	Thr	Asp	Ile	Pro	Glu	Gln	Ala	Pro	Lys	Phe	Ala	
	65			70			75			80						
CAG	TTC	GCC	TGC	ACC	GTA	GAC	ACC	TAC	GAC	AAC	CAC	CGC	GAC	ATC	CCA	288
Gln	Phe	Ala	Cys	Thr	Val	Asp	Thr	Tyr	Asp	Asn	His	Arg	Asp	Ile	Pro	
	85			90			95									
CGC	CAC	CGC	CAG	GTC	ATG	AAC	GAA	GCC	GCC	ACC	GCA	GCC	GGC	AAC	GTT	336
Arg	His	Arg	Gln	Val	Met	Asn	Glu	Ala	Ala	Thr	Ala	Ala	Gly	Asn	Val	
	100			105			110									
GCA	CTG	GTC	TCT	ACC	GGC	TGG	GAT	CCA	GGG	ATG	TTC	TCC	ATC	AAC	GCG	384
Ala	Leu	Val	Ser	Thr	Gly	Trp	Asp	Pro	Gly	Met	Phe	Ser	Ile	Asn	Arg	
	115			120			125									
GTC	TAC	GCA	GCG	GCA	GTC	TTA	GCC	GAG	CAC	CAG	CAG	CAC	ACC	TTC	TGG	432
Val	Tyr	Ala	Ala	Ala	Val	Leu	Ala	Glu	His	Gln	Gln	His	Thr	Phe	Trp	
	130			135			140									
GGC	CCA	GGT	TTC	TCA	CAG	GGC	CAC	TCC	GAT	GCT	TTG	CGA	CGC	ATC	CCT	480
Gly	Pro	Gly	Leu	Ser	Gln	Gly	His	Ser	Asp	Ala	Leu	Arg	Arg	Ile	Pro	
	145			150			155			160						
GGC	GTT	CAA	AAG	GCA	GTC	CAG	TAC	ACC	CTC	CCA	TCC	GAA	GAC	GCC	CTG	528
Gly	Val	Gln	Lys	Ala	Val	Gln	Tyr	Thr	Leu	Pro	Ser	Glu	Asp	Ala	Leu	
	165			170			175									
GAA	AAG	GCC	CGC	GGC	GAA	GCC	GGC	GAC	CTT	ACC	GGA	AAG	CAA	ACC	576	
Glu	Lys	Ala	Arg	Arg	Gly	Glu	Ala	Gly	Asp	Leu	Thr	Gly	Lys	Gln	Thr	
	180			185			190									
CAC	AAG	CGC	CAA	TGC	TTC	GTG	GTC	GAC	GCG	GCG	GAT	CAC	GAG	CGC	624	
His	Lys	Arg	Gln	Cys	Phe	Val	Val	Ala	Asp	Ala	Ala	Asp	His	Glu	Arg	
	195			200			205									
ATC	GAA	AAC	GAC	ATC	CGC	ACC	ATG	CCT	GAT	TAC	TTC	GTT	GGC	TAC	GAA	672

Ile Glu Asn Asp Ile Arg Thr Met Pro Asp Tyr Phe Val Gly Tyr Glu  
 210 215 220  
 GTC GAA GTC AAC TTC ATC GAC GAA GCA ACC TTC GAC GCC GAG CAC ACC 720  
 Val Glu Val Asn Phe Ile Asp Glu Ala Thr Phe Asp Ala Glu His Thr  
 225 230 235 240  
 GGC ATG CCA CAC CGT GGC CAC GTG ATT ACC ACC GGC GAC ACC GGT GGC 768  
 Gly Met Pro His Gly His Val Ile Thr Thr Gly Asp Thr Gly Gly  
 245 250 255  
 TTC AAC CAC ACC GTG GAA TAC ATC CTC AAG CTG GAC CGA AAC CCA GAT 816  
 Phe Asn His Thr Val Glu Tyr Ile Leu Lys Leu Asp Arg Asn Pro Asp  
 260 265 270  
 TTC ACC GCT TCC CCG CAG ATC GCT TTC GGT CGC GCA GCT CAC CGC ATG 864  
 Phe Thr Ala Ser Ala Gln Ile Ala Phe Gly Arg Ala Ala His Arg Met  
 275 280 285  
 AAG CAG CAG GGC CAA AGC GGA GCT TTC ACC GTC CTC GAA GTT GCT CCA 912  
 Lys Gln Gln Gly Gln Ser Gly Ala Phe Thr Val Leu Glu Val Ala Pro  
 290 295 300  
 TAC CTG CTC TCC CCA GAG AAC TTG GAC GAT CTG ATC GCA CGC GAC GTC 960  
 Tyr Leu Leu Ser Pro Glu Asn Leu Asp Asp Leu Ile Ala Arg Asp Val  
 305 310 315 320  
 TAA 963

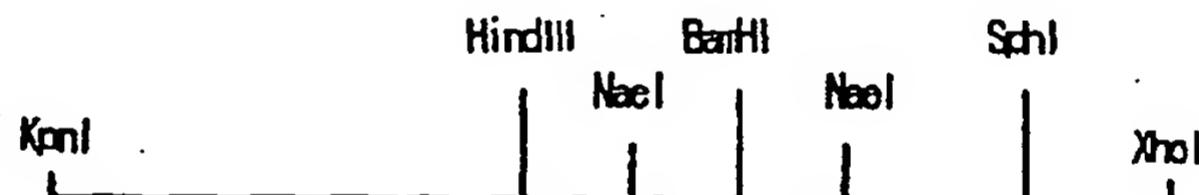
【図面の簡単な説明】

【図1】本発明のジアミノピメリン酸デヒドロゲナーゼをコードする遺伝子を含む大きさが約1.6 kbのDNA断片の制限酵素による切断点地図。

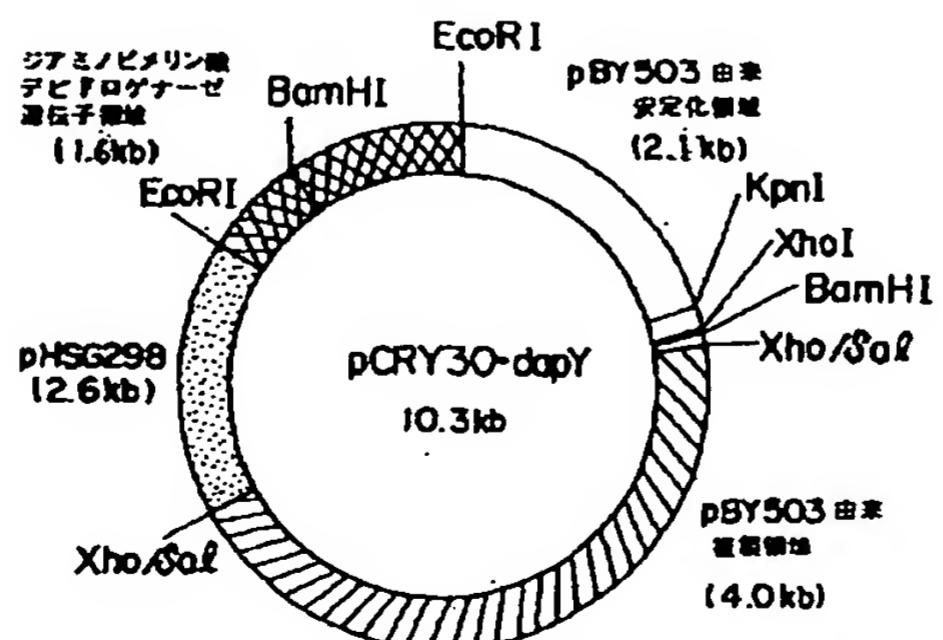
【図2】大きさが約1.6 kbの本発明DNA断片の塩基配列決定のための戦略図。

【図3】本発明のプラスミドpCRY30-dapYの制限酵素による切断点地図。

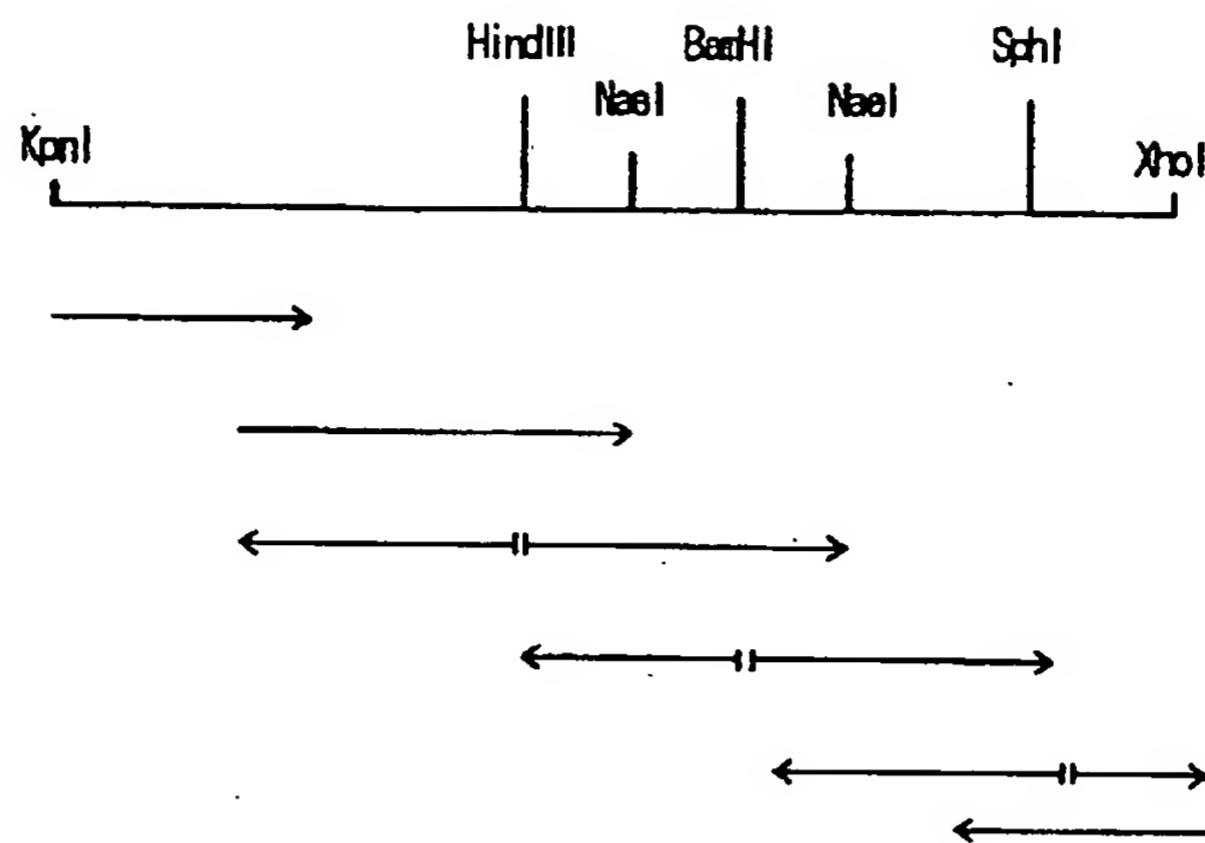
【図1】



【図2】



【図 2】



---

フロントページの続き

(51) Int. Cl. <sup>5</sup> 識別記号 庁内整理番号 F I 技術表示箇所  
//(C 1 2 N 15/53  
C 1 2 R 1:13)  
(C 1 2 N 1/21  
C 1 2 R 1:13)  
(C 1 2 P 13/08  
C 1 2 R 1:13)

(72) 発明者 湯川 英明  
茨城県稲敷郡阿見町中央8丁目3番1号  
三菱油化株式会社筑波総合研究所内